COMPOSITION FOR SPECIFIC DETERMINATION OF HDL **CHOLESTEROL AND DETERMINATION**

Patent Number:

JP9121895

Publication date:

1997-05-13

Inventor(s):

KAZAHAYA KENJI; HAMA MICHIO; TANAKA MITSUNAO

Applicant(s)::

IATRON LAB INC

Requested Patent:

JP9121895

Application Number: JP19960248722 19960830

Priority Number(s):

IPC Classification:

C12Q1/60

EC Classification:

Equivalents:

Abstract

PROBLEM TO BE SOLVED: To obtain a composition for determining HDL cholesterol through simplified operations by formulating carageenan to a reagent for detecting the substance formed by bringing a sample into contact with cholesterol esterase and cholesterol oxidase. SOLUTION: As for this reagent composition for determining high-density lipoprotein(HDL) cholesterol, the HDL in a living body sample is brought into contact with choloesterol esterase and cholesterol oxidase to form hydrogen peroxide by the reactions of this cholesterol with individual enzymes, and the formed hydrogen peroxide is determined by using a reagent consisting of peroxidase, 4aminoantipyrine and N-ethyl-N-sulfopropyl-m-toluidine and the like, and at least one of carageenan, a copolymer of (meth)acrylic acid with lauryl acrylate, and octylthioglucoside is added to the reagent to specifically determine the objective HDL cholesterol without centrifugal operation of the sample.

Data supplied from the esp@cenet database - 12

PATENT ABSTRACTS OF JAPAN

(11) Publication number: 09121895 A

(43) Date of publication of application: 13 . 05 . 97

(51) Int. CI

C12Q 1/60

(21) Application number: 08248722

(22) Date of filing: 30 . 08 . 96

(30) Priority:

31 . 08 . 95 JP 07246583

(71) Applicant:

IATRON LAB INC

(72) Inventor:

KAZAHAYA KENJI **HAMA MICHIO TANAKA MITSUNAO**

(54) COMPOSITION FOR SPECIFIC DETERMINATION OF HDL CHOLESTEROL AND DETERMINATION

(57) Abstract:

PROBLEM TO BE SOLVED: To obtain a composition for determining HDL cholesterol through simplified operations by formulating carageenan to a reagent for detecting the substance formed by bringing a sample into contact with cholesterol esterase and cholesterol oxidase.

SOLUTION: As for this reagent composition for determining high-density lipoprotein(HDL) cholesterol, the HDL in a living body sample is brought into contact

with choloesterol esterase and cholesterol oxidase to form hydrogen peroxide by the reactions of this cholesterol with individual enzymes, and the formed hydrogen peroxide is determined by using a reagent consisting of peroxidase, 4-aminoantipyrine N-ethyl-N-sulfopropyl-m-toluidine and the like, and at least one of carageenan, a copolymer of (meth)acrylic acid with lauryl acrylate, and octylthioglucoside is added to the reagent to specifically determine the objective HDL cholesterol without centrifugal operation of the sample.

COPYRIGHT: (C)1997,JPO

(19)日本国特許庁 (JP)

(12) 公開特許公報(A)

(11)特許出願公開番号

特開平9-121895

(43)公開日 平成9年(1997)5月13日

(51) Int.Cl.⁸

C 1 2 Q 1/60

識別記号

庁内整理番号 7823-4B

FΙ

C 1 2 Q 1/60

技術表示箇所

審査請求 未請求 請求項の数6 FD (全 10 頁)

(21)出願番号

特願平8-248722

(22)出願日

平成8年(1996)8月30日

(31)優先権主張番号 特願平7-246583

(32)優先日

平7 (1995) 8 月31日

(33)優先権主張国

日本 (JP)

(71)出願人 000138277

株式会社ヤトロン

東京都千代田区東神田1丁目11番4号

(72)発明者 風早 健司

東京都千代田区東神田1丁目11番4号 株

式会社ヤトロン内

(72)発明者 濱 三知夫

東京都千代田区東神田1丁目11番4号 株

式会社ヤトロン内

(72)発明者 田中 満直

東京都千代田区東神田1丁目11番4号 株

式会社ヤトロン内

(74)代理人 弁理士 森田 憲一

(54) 【発明の名称】 HDLコレステロールの特異的測定用組成物及び測定方法

(57)【要約】

【課題】 高密度リポタンパク質 (HDL) コレステロ ールの測定用組成物及び測定方法を提供する。

【解決手段】 組成物は、生体試料中のHDLコレステ ロールとコレステロールエステラーゼ及びオキシダーゼ とを接触させ、酵素反応による消費又は生成化合物を測 定する試薬組成物において、カラギナン、アクリル酸/ メタクリル酸とラウリルアクリレートとのコポリマー、 又はオクチルチオグルコシドからなる群から選択される 化合物を含有する。方法は、分画操作を行っていない被 検試料と前記化合物を接触させる。

【効果】 試料(血清又は血漿)の遠心操作が不要であ る。

20

40

【請求項1】 生体試料中の高密度リポタンパク質コレ ステロールとコレステロールエステラーゼ及びコレステ ロールオキシダーゼとを接触させ、前記コレステロール と前記各酵素との酵素反応により消費される化合物又は 生成される化合物を測定して、高密度リポタンパク質コ レステロールを特異的に定量するための試薬組成物にお いて、(1) カラギナン、(2) アクリル酸又はメタク*

〔但し、R1は水素原子又はメチル基であり、R2は一 (CH₂) n-CH₃ 基であり、xは、R₁ が水素原子 である場合には、65~89であり、R。 がメチル基で ある場合には、78~93である〕で表される化合物又 はその塩である請求項1に記載の組成物。

【請求項3】 更に、アルカリ土類金属イオンを含有す る請求項1に記載の組成物。

【請求項4】 酵素反応生成物が過酸化水素であり、こ の過酸化水素から色素を形成させて検出する検出試薬と して、ペルオキシダーゼ、4-アミノアンチピリン、及 びN-エチル-N-スルホプロピル-m-トルイジン又 は3-ヒドロキシー2,4,6-トリヨード安息香酸を 含有する請求項1に記載の組成物。

【請求項5】 生体試料中の高密度リポタンパク質コレ ステロールとコレステロールエステラーゼ及びコレステ ロールオキシダーゼとを接触させ、前記コレステロール と前記各酵素との酵素反応により消費される化合物又は 30 生成される化合物を測定して、高密度リポタンパク質コ レステロールを特異的に定量する方法において、(1) カラギナン、(2)アクリル酸又はメタクリル酸とラウ リルアクリレートとのコポリマー、及び(3)オクチル チオグルコシドからなる群から選択される化合物少なく とも1種を、分画操作を行っていない被検試料と接触さ せ、高密度リポタンパク質コレステロールとコレステロ ールエステラーゼ及びコレステロールオキシダーゼとの 酵素反応により消費される化合物又は生成される化合物 を測定することを特徴とする、高密度リポタンパク質コ レステロールの特異的測定方法。

【請求項6】 更に、アルカリ土類金属イオンを共存さ せる請求項5に記載の方法。

【発明の詳細な説明】

[0001]

【発明の属する技術分野】本発明は、高密度リポタンパ ク質(HDL)コレステロールの特異的測定用組成物及 び測定方法に関する。

【従来の技術】血漿又は血清中の各リピドフラクション 50

* リル酸とラウリルアクリレートとのコポリマー、及び (3) オクチルチオグルコシドからなる群から選択され る化合物少なくとも1種を含有することを特徴とする、 高密度リポタンパク質コレステロールの特異的測定用組 成物。

【請求項2】 アクリル酸又はメタクリル酸とラウリル アクリレートとのコポリマーが、一般式 (1):

中に含有されるコレステロールは、近年アテローム性動 脈硬化症や心筋梗塞の危険度を示す診断材料として重要 視されている。血清のリピドフラクションはそれぞれ脂 質複合体粒子としての大きさが異なり、比重の差を利用 した分離法である超遠心法に従って、カイロミクロン、 超低密度リポプロテイン (Very low density lipoprote in;以下VLDLともいう)、低密度リポプロテイン

(Low density lipoprotein ;以下LDLともいう)、 及び高密度リポプロテイン(High density lipoprotei n;以下HDLともいう)の4種類に分別されている。 各リピドフラクションは、アポリポタンパク質と脂質に 大別され、脂質は更に遊離型コレステロール、エステル 型コレステロール、トリグリセリド及びリン脂質から構 成されている。このため、コレステロールの測定は遊離 型とエステル型の両者について行われている。

【0003】日常的な臨床検査では、自動分析装置を使 用して酵素法による総コレステロールの測定が広く行わ れているが、リピドフラクションについては、試料の前 処理(分画・分離操作)を行うことが必要なため、酵素 法による自動分析測定(自動化)の普及が遅れていた。 この試料の前処理としては、種々の沈殿法が行われてお り、例えばリンタングステン酸とマグネシウムイオン、 デキストランサルフェートとマグネシウムイオン、ヘパ リンとカルシウムイオンあるいはマンガンイオン(M. B urstein and H. R. Scholnick; Adv. Lipid Res., 11. 67, 1973, G. R. Warnick et al.; Clin. Chem., 25, 5 96, 1979)、又はポリエチレングリコールを添加してL DL等を沈殿させて遠心操作によって上澄み液を被検試 料とする方法が繁用されている。詳細には、沈殿剤とし てリンタングステン酸とマグネシウムイオンを使った場 合、これらを含む溶液に試料(血清や血漿)を加え、H DL以外のリピドフラクションを不溶性の複合体とす る。これを遠心分離することによって沈殿を除き、HD Lを含む上清を回収する。分画されたHDLは総コレス テロール測定用の酵素試薬で自動分析システムによる測 定が可能となる。また、免疫法 (C-C. Heuck, 31, 252, 1985) においても沈殿剤としてアポリポタンパク質B

(HDLには含まれない)に対する抗体を試料(血清や血漿)に加え、HDL以外のリピドフラクションを沈殿させる。以下同様に分画した後、はじめて上清中のHDL含有コレステロールの測定を行うことができる。このように、従来の方法ではいずれも多くの工程と時間を要するという欠点があった。

【0004】最近、これら分画操作を必要としない測定法について報告が出されている(例えば、特公平6-16720号、特公平7-34760号、特開昭58-165800号各公報)。すなわち、従来より用いられている総コレステロール測定のための酵素法としては、コレステロールエステラーゼによりコレステロールエステルを加水分解し、この酵素反応生成物であるコレステロールをコレステロールオキシダーゼにより、溶存酸素を使って酸化反応を行わせて生成される過酸化水素を、適当な被酸化性発色剤の存在下でペルオキシダーゼ反応により発色させて比色定量したり、あるいは、前記のコレステロールオキシダーゼによる酸化反応の際に消費される溶存酸素量を酸素電極で測定する方法が知られていた。

【0005】例えば、前記の各特許公報の記載によれ ば、前記の反応系において胆汁酸塩と共に非イオン系の ポリエチレンオキシド基含有界面活性剤の存在はコレス テロールエステラーゼの活性発現に重要であり、この界 面活性剤なしには活性を発現しないとされている。そし て、特公平6-16720号公報には、この胆汁酸塩に は、脂質が豊富で比較的わずかなタンパク質を有するリ ポタンパク質である乳び脂粒、VLDL及びLDLのみ を溶かし、その中に含有されるコレステロールを酵素反 応に関与させる効果があるため、HDLコレステロール 30 の測定にさきがけて、これを反応させ、次いで前記の界 面活性剤を添加し、HDLフラクション中に含有される コレステロールと酵素とを反応させることによってHD Lコレステロールを特異的に分別測定する方法が記載さ れている。また、特公平7-34760号公報には、前 記と同様の系において、更に、使用する酵素を膵臓由来 のコレステロールエステラーゼとし、抗LDL抗体を反 応系へ添加しておくことにより、LDLやVLDLの主 要構成タンパク質であるアポリポタンパク質Bと前記抗 体との間に抗原抗体反応による複合体を形成させ、当該 酵素との反応を阻害することで総合的にHDLフラクシ ョンに対する特異性を上げる工夫を行っている。しか し、これらの方法は試薬へ新たに抗体を添加したり、反 応時間が20分以上かかるなど、製造コストや測定操作 上、日常使われている自動分析機への対応が不十分なも のであった。

【0006】他方、H. Sugiuchi ら (Clin. Chem., 41, 717, 1995) は自動分析機へ適応した新しい方法について報告している。すなわち、使用する当該酵素 (コレステロールエステラーゼ、及びコレステロールオキシダー 50

ぜ)にポリエチレングリコールを結合させ、化学修飾して高分子化した酵素を用いるものである。更に、前記の高分子化酵素に加えて、種々のリピドフラクションと親和性があるとされるシクロデキストリン誘導体(具体的には、硫酸化αーシクロデキストリン)を共存させることでHDL以外のリピドフラクションに対して複合体を形成させることができることが記載されている。この複合体は、前記高分子化酵素による反応を受けにくいためHDLフラクションを特異的に測定することができる。しかし、このような手段を採用した場合、酵素の修飾は新たな工程の増加と、酵素標品の精製度の管理や化学修飾の程度差による酵素活性変動の抑制と管理、更には修飾酵素の安定性の維持等、新たな問題点を付随することになる。

[0007]

20

【発明が解決しようとする課題】本発明者等は、現在の 臨床検査試験では、迅速で簡便な手段である自動分析装 置による測定が主流である点を鑑み、HDLコレステロ ールの測定方法において、試料(血清又は血漿)の遠心 操作を行うことなく簡便な操作で、且つ高精度の測定結 果が得られる方法の開発を目的として、鋭意研究を重ね た結果、HDLコレステロールの測定方法において利用 する酵素(コレステロールエステラーゼ、及びコレステ ロールオキシダーゼ) とリピドフラクション含有コレス テロールとの反応に関して、HDLフラクションのコレ ステロールとの反応には影響しないが、LDL及びVL DLフラクションのコレステロールとの反応を阻害する 化合物が存在することを見出し、これらの化合物を用い ることにより、試料(血清又は血漿)の遠心操作を行う ことなく簡便な操作で、HDLコレステロールを高精度 に測定することができることを見出した。本発明は、こ うした知見に基づくものである。

[0008]

【課題を解決するための手段】従って、本発明は、生体 試料中の高密度リポタンパク質コレステロールとコレス テロールエステラーゼ及びコレステロールオキシダーゼ とを接触させ、前記コレステロールと前記各酵素との酵 素反応により消費される化合物又は生成される化合物を 測定して、高密度リポタンパク質コレステロールを特異 的に定量するための試薬組成物において、(1)カラギ ナン、(2)アクリル酸又はメタクリル酸とラウリルア クリレートとのコポリマー、及び(3)オクチルチオグ ルコシドからなる群から選択される化合物少なくとも1 種を含有することを特徴とする、高密度リポタンパク質 コレステロールの特異的測定用組成物に関する。また、 本発明は、生体試料中の高密度リポタンパク質コレステ ロールとコレステロールエステラーゼ及びコレステロー ルオキシダーゼとを接触させ、前記コレステロールと前 記各酵素との酵素反応により消費される化合物又は生成 される化合物を測定して、高密度リポタンパク質コレス

テロールを特異的に定量する方法において、(1)カラ ギナン、(2)アクリル酸又はメタクリル酸とラウリル アクリレートとのコポリマー、及び(3) オクチルチオ グルコシドからなる群から選択される化合物少なくとも 1種を、分画操作を行っていない被検試料と接触させ、 高密度リポタンパク質コレステロールとコレステロール エステラーゼ及びコレステロールオキシダーゼとの酵素 反応により消費される化合物又は生成される化合物を測 定することを特徴とする、高密度リポタンパク質コレス テロールの特異的測定方法にも関する。

[0009]

【発明の実施の形態】本発明においては、生体試料とし て、特に哺乳動物 (特にヒト) の血清又は血漿をそのま ま用いることができる。すなわち、血清又は血漿を分画 処理したり、抗体で処理する必要がない。また、本発明 においては、前記の生体試料をコレステロールエステラ ーゼ及びコレステロールオキシダーゼと接触させる際 に、それらの酵素とHDLコレステロールとの反応には*

[但し、R₁ は水素原子又はメチル基であり、R₂ は一 (CH₂) 11-CH₃ 基であり、x は、R₁ が水素原子 である場合には、65~89、好ましくは70~80で あり、R₁がメチル基である場合には、78~93であ り、好ましくは83~93である〕で表される化合物又 はその塩を用いることができる。なお、一般式 (I) に おいて、アクリル酸繰り返し単位とメタクリル酸繰り返 30 し単位は、それぞれアトランダムにコポリマー内に含ま れている。前記一般式(I)で表されるコポリマーの塩 は、例えば、アルカリ金属(例えば、ナトリウム、又は カリウム)の塩を挙げることができる。

【0012】オクチルチオグルコシドは、n-オクチル - β - D - チオグルコピラノシドである。本発明におい ては、前記のカラギナン、CLA、MALA、又はオク チルチオグルコシドを単独で又は2種以上を任意に組み 合わせて用いることができる。

【0013】なお、本発明において、カラギナン以外の アニオン性多糖類、例えば、ヒアルロン酸及びその誘導 体、アルギン酸及びその誘導体、コンドロイチン硫酸、 へパラン硫酸及びその誘導体、カラギナンの誘導体、カ ルボキシメチルセルロース、リン酸化セルロース、硫酸 化セルロース、カルボキシメチルキチン、硫酸化キチ ン、デキストラン硫酸などは、ブロッカーとしての作用 を示さない。また、前記のCLA又はMALA以外のア ニオン性ポリマー、例えば、ポリアクリル酸、ポリメタ クリル酸、アクリル酸とオクチルアクリレイトとのコポ リマー、ポリスチレンスルホン酸、スチレンスルホン酸 50 *影響しないが、LDLコレステロール及びVLDLコレ ステロールとの反応を阻害する化合物(以下、ブロッカ ーと称することがある)として、(1)カラギナン、 (2) アクリル酸とラウリルアクリレートとのコポリマ ー (CLA)、若しくはメタクリル酸とラウリルアクリ レートとのコポリマー (MALA) 、又は (3) オクチ ルチオグルコシドの少なくとも1種を共存させる。

【0010】カラギナンは、硫酸基を結合したガラクト ース及び3, 6ーアンヒドロガラクトースからなるアニ 10 オン性天然多糖類であり、水溶性やゲル化性などの物理 的性質が異なるι型、λ型及びκ型が存在する。本発明 では、こられのι型、λ型及びκ型のいずれも用いるこ

【0011】アニオン性合成高分子化合物であるアクリ ル酸とラウリルアクリレートとのコポリマー (CL A) 、若しくはメタクリル酸とラウリルアクリレートと のコポリマー (MALA) としては、好ましくは、一般 式(I):

COOR₂

40

と2-エチルヘキシルアクリレートとのコポリマー、ス チレンスルホン酸とラウリルアクリレートとのコポリマ ーなども、ブロッカーとしての作用を示さない。

【0014】更に、オクチルチオグルコシド以外のアル キル基含有糖類、例えば、オクチルグルコシド、ヘプチ ルチオグルコシド、ドデシルマルトシド、シュークロー スモノカプレイトなども、ブロッカーとしての作用を示 さない。更にまた、カチオン性ポリマー、例えば、ポリ 〔(ジメチルイミニオ)ヘキサメチレン(ジメチルイミ ニオ) メチレン-1、4-フェニレンメチレンジクロラ イド〕、ポリ〔(ジメチルイミニオ) エチレン(ジメチ ルイミニオ) メチレンー1、4ーフェニレンメチレンジ チロライド〕、ポリ(ビニルベンジルトリメチルアンモ ニウムクロライド)、ポリ(トリメチルアリルアンモニ ウムクロライド)など;カチオン性多糖類、例えば、キ トサン、脱アセチル化キトサン;中性多糖類、例えば、 デキストラン、セルロース、マンナン、アガロース等、 他にこれらの中性多糖類のジエチルアミノエチル誘導 体;及びヘパリンなども、ブロッカーとしての作用を示 さない。

【0015】本発明において、ブロッカーは、水溶液と して用いるのが好ましい。水溶液中のブロッカー濃度 は、好ましくは0.0002重量%~1.0重量%、よ り好ましくは0.0005重量%~0.5重量%、最も 好ましくは0.001重量%~0.2重量%である。ブ ロッカーの濃度が O. O O O 2 重量%より少ないと、L DL及びVLDLフラクションのコレステロールとの酵

素反応に対する阻害効果が見られず、正確な測定を行う ことができない。逆に1.0重量%を越える濃度では、 フラクションのコレステロールとの酵素反応に対する特 異性が全く見られなくなり、またブロッカーの溶解度が 悪化する。

【0016】コレステロールエステラーゼ及びコレステ ロールオキシダーゼとしては、ポリエチレングリコール (PEG) 等を結合させて化学修飾した酵素、又は化学 修飾していない酵素のいずれも用いることができる。酵 素の由来も限定されず、コレステロールエステラーゼと しては、例えば、シュードモナス属の微生物や、牛又は 豚の膵臓由来のコレステロールエステラーゼを用いるこ とができる。コレステロールエステラーゼとして微生物 由来のコレステロールエステラーゼを使用した場合に、 前記のブロッカーは特に有効である。また、コレステロ ールオキシダーゼとしては、例えば、ストレプトマイセ ス属又はノカルディヤ属の微生物由来のコレステロール オキシダーゼを用いることができる。それらの酵素の添 加量も特に限定されないが、例えば、好ましくは0.1 $u/m1\sim90u/m1$ 、より好ましくは0.2u/m 20 ればよい。 1~20 u/m1である。

【0017】本発明において、前記のブロッカーに加え て、アルカリ土類金属イオンを更に存在させると、リピ ドフラクションのコレステロールに対する前記酵素の特 異性が向上するので好ましい。アルカリ土類金属は、特 に限定されないが、マグネシウム、カルシウム、ストロ ンチウム、又はバリウムを用いることができ、マグネシ ウムが好ましい。アルカリ土類金属イオンは、水溶性無 機塩、例えば、ハロゲン化物(例えば、塩化物、臭化 物、又はヨウ化物)又は硫酸化物、あるいは、水溶性有 30 機塩、例えば、酢酸塩又はクエン酸塩として用いること ができる。アルカリ土類金属イオンは、好ましくは5~ 300 mM、より好ましくは10~150 mMの量で用 いることができる。

【0018】本発明によれば、被検試料(血清又は血 漿)について遠心分離等の操作を行わずに、前記のブロ ッカーを、場合によりアルカリ土類金属の存在下に、被 検試料(血清又は血漿)と接触(共存)させ、被検試料 中のLDLコレステロール及びVLDLコレステロール と酵素との反応を阻害するとともに、HDLコレステロ 40 ールと酵素との反応は阻害せずに進行させ、コレステロ*

* ールと前記各酵素との酵素反応により消費される化合物 (例えば、酸素) 又は生成される化合物 (例えば、過酸 化水素)を、公知の手段により検出し、HDLコレステ ロールを定量することができる。例えば、過酸化水素を 検出する場合には、適当な被酸化性発色剤とペルオキシ ダーゼの存在下に生成するH₂O₂を発色させて、分光 学的に比色測定する。

【0019】H₂O₂は、公知の方法で、例えば、適当 な被酸化性発色剤の存在下にペルオキシダーゼの反応に 10 より発色させることができる。被酸化性発色剤として は、3-ハイドロキシ-2, 4, 6-トリョードベンゾ イックアシド (HTIBA) やN-エチル-N-スルホ プロピルーmートルイジン (ESPT) と4-アミノア ンチピリン(4-AP)が好適であり、HTIBAやE SPTは0.1mM~5mMの濃度範囲で、そして4-APは0.05mM~2mMの濃度範囲で適宜含有させ ることができる。自動分析装置による測定では、波長5 10nm (HTIBAを使用する場合)、又は546n m(ESPTを使用する場合)における吸光度を測定す

【0020】本発明のHDLコレステロール測定用試薬 を、現在汎用されている自動分析装置に合わせて、2試 薬系にすることができる。この場合、第一試薬にブロッ カー及び場合によりアルカリ土類金属を含有させ、第二 試薬にコレステロールエステラーゼ及びコレステロール オキシダーゼを含有させることができる。第一試薬及び 第二試薬の緩衝剤としては、リン酸緩衝液、BES, H EPES, PIPESなどのグッド緩衝液、トリス緩衝 液、イミダゾール緩衝液等を使用することができる。緩 衝液の濃度としては、好ましくは10~100mM、 より好ましくは20~500mM、最も好ましくは20 ~200mMである。また、それらの緩衝液のpHは、 好ましくは6.0~8.0、より好ましくはLDLのコ レステロール及びVLDLのコレステロールと酵素との 阻害が良好なрН6.5-8.0の範囲内で適宜選択す ることができる。アルキル土類金属イオンは、第一試薬 及び/又は第二試薬に含有させることができるが、第一 試薬に含有させることが好ましい。

【0021】2試薬系の本発明試薬を用いて、HDLコ レステロールを測定する場合の反応系を模式的に示せば 以下のとおりである。

第一試薬(ブロッカー含有)+被検試料(血清/血漿)

↓LDL, VLDLのブロック化

第二試薬 (酵素及び発色系構成成分含有)

(コレステロールエステラーゼ反応)

コレステロールエステル+H₂O→コレステロール+脂肪酸 (1)

(コレステロールオキシダーゼ反応)

コレステロール $+O_2 \rightarrow \Delta 4$ – コレステン – 3 – オン $+H_2$ O_2 (2)

(ペルオキシダーゼ反応)

H₂O₂+被酸化性発色剤→酸化縮合物

(3)

10



吸光度測定

【0022】自動分析装置による測定では、主に前記反 応式(2)で生成するH2O2を比色法によって測定す るが、これら溶液中での反応だけでなく、例えば、濾紙 試験片などによる乾式測定系 (ドライケミストリー) で も同様に用いることができる。また、このH。O。は、 フェロシアン化カリウムなどの適当なメディエーターと ペルオキシダーゼの存在下に反応させることにより、生 成する酸化電位差を電気化学的に測定することもでき る。他方、酵素反応により消費される化合物、例えば、 前記反応式(2)で消費される酸素(溶存酸素)を、従 来公知の方法、例えば、酸素電極で測定することもでき る。また、酵素反応により生成される化合物としては、 前記の過酸化水素以外にも、例えば、前記反応式 (1) の生成物である脂肪酸、あるいは前記反応式 (2) の生 成物である Δ4-コレステン-3-オンを適当な方法で 測定してもよい。

[0023]

【作用】以下の説明に限定されるものではないが、本発 明においては、HDLコレステロールの測定方法におい て利用する酵素(コレステロールエステラーゼ及びコレ ステロールオキシダーゼ)とリピドフラクション含有コ レステロールとの反応に際して、前記のブロッカーとし て用いる化合物が、直接にリピドフラクションのアポリ ポタンパク質に親和性を示すか、あるいは間接的にリピ ドフラクションのコレステロールと酵素との反応時に酵 素と相互作用するものと考えられる。すなわち、各リピ ドフラクションは、脂質とアポリポタンパク質とからな る脂質複合体となっているが、その脂質構成比の違いと アポリポタンパク質のタイプ (A-1, A-1, B-1 00, B-48, C, Eなど) の差による物理化学的性 質及び量的(被検試料中に含まれる量)な違いによって 識別される。HDLフラクションとLDL及びVLDL フラクションとの間で最も大きく異なるアポリポタンパ ク質のタイプ(前者がA-1, A-2、後者がB-10 0, C, E) の違いが明らかなため、従来、アポリポタ ンパク質に対する抗体を用いる方法も開発されてきた。 この従来法はアポリポタンパク質B及びCに対する抗体 を試料に混和し、免疫複合体を形成させることが特徴で ある。この免疫複合体は酵素反応阻害を惹起するため、 次に酵素を加えるとHDLコレステロールのみが酵素と 反応するので、HDLコレステロールのみを測定するこ とができる。しかし、免疫複合体を形成することができ る抗体の反応性を一定に維持することは難しく、また免 疫複合体自体の濁りが著しいため、コレステロール測定 のための比色定量に際して誤差が大きくなるという欠点 があった。これに対し、本発明では、前記のブロッカー がアポリポタンパク質を中心とする脂質複合体と相互に 作用し、コレステロールエステラーゼ及びコレステロー

ルオキシダーゼによる、各リピドフラクションのコレス テロールに対する反応性を特異的に変化させることがで き、しかも、前記のブロッカーは、抗体とは異なり、安 定な化合物である。

[0024]

【実施例】以下、実施例によって本発明を具体的に説明 するが、これらは本発明の範囲を限定するものではな い。

実施例1:超遠心法によるリピドフラクションの分面 超遠心法による脂質フラクションの分画は、工藤明生等 (動脈硬化、6,39,1978)の方法に準じて行った。具体 的には、プール血清16mlへ、EDTAナトリウム塩 16mg、ショ糖4g、臭化カリウム3.2g、及び塩 化ナトリウム 0.8gを加え溶解した。これとは別に3 種類の比重液を作成した。すなわち、比重1.21の比 重液は、ショ糖20g、臭化カリウム15g、及び塩化 ナトリウム5gを精製水100mlに溶解して調製し た。比重1.063の比重液は、比重1.21の前記比 重液30mlと精製水70mlを混和して調製した。ま た比重1.006の比重液は、ショ糖2.5gを精製水 97. 5 m l に溶解して調製した。10 m l 容量の遠心 管に上記の血清1.9mlを入れ、この上層に比重1. 21の比重液0.8m1を注射器で静かに重層し、遠心 管を10℃で50000rpm20時間遠心した。遠心 処理終了後、最上層部には比重1.21以下の全てのリ ピドフラクションが集まるが、この最上層部の上に更に 比重1.063の比重液1.6mlと比重1.006の 30 比重液2mlとを重層した。この遠心管を50000r pmで4時間更に遠心し、各リピドフラクションを回収 した。各画分は生理的食塩水に一夜透析後(冷蔵下)、 冷蔵保存した。

【0025】<u>実施例2:ブロッカーの検索例</u>

実施例1で得られたリピドフラクションのうち、LDL の10μ1、及びHDLの20μ1に、0.1Mリン酸 緩衝液(p H 7. 0) 0. 3 m l 、 5 0 mM- 3 ーハイ ドロキシー2, 4,6-トリヨードベンゾイックアシド (HTIBA) 溶液0.02ml、及び被検物質 (ブロ ッカーなど) 水溶液0. 43 m l を添加し、37℃で5 分間加温した。続いて、予め混和しておいた0.1Mリ ン酸緩衝液 (pH7.0) 0.1ml、10mM-4-APの0.05ml、1mg/ml濃度のペルオキシダ ーゼ溶液 5 μ 1 、コレステロールエステラーゼ (シュー ドモナス属の微生物由来)及びコレステロールオキシダ ーゼ (ノカルディヤ属の微生物由来) 各10 u/m1 (終濃度;但し、以下の表3のn-OTG、n-HTG 及びSMLでは0.4u/mlを使用した)を加えた。 37℃で5分間放置した後、波長510nmにおける吸 光度を測定した。また被検物質 (ブロッカーなど) を添

12

加しないことを除いて前記と同様の操作によって吸光度 測定を行い、この対照試験の値を100%として各脂質 フラクションに対する反応阻害率を調べた。なお、表1 ~表3中の()内の値は、カラギナンでは終濃度0.1 M塩化マグネシウム、他は全て終濃度13mM塩化マグ ネシウム共存下の反応阻害率を示す。なお、表1~表3 (及び以下の実施例) において、被検物質の略号は以下 の意味である。

CLA:アクリル酸とラウリルアクリレートとのコポリ マーであり、CLAの後に記載する数字は、前記一般式 10 n-OTG: n-オクチルー<math>eta-D-チオグルコピラノ (I) におけるxの数値を意味する。

MALA:メタクリル酸とラウリルアクリレートとのコ ポリマーであり、MALAの後に記載する数字は、前記 一般式(I)におけるxの数値を意味する。

SOA:スチレンスルホン酸とオクチルアクリレートと のコポリマーであり、SOAの後に記載する数字は、単 位分子当りのカルボン酸含有百分率の数値を意味する。* * CSA:アクリル酸とスチリルアクリレートとのコポリ マーであり、SOAの後に記載する数字は、単位分子当 りのカルボン酸含有百分率の数値を意味する。

COA:アクリル酸とオクチルアクリレートとのコポリ マーであり、SOAの後に記載する数字は、単位分子当 りのカルボン酸含有百分率の数値を意味する。

SLA:スチレンスルホン酸とラウリルアクリレートと のコポリマーであり、SOAの後に記載する数字は、単 位分子当りのカルボン酸含有百分率の数値を意味する。

シドである。

シドである。

 $SML: \mathcal{Y}_2 \rightarrow \mathcal{Y}_2 \rightarrow \mathcal{Y}_3 \rightarrow \mathcal{Y}_4 \rightarrow \mathcal{Y}_5 \rightarrow \mathcal{Y}_6 \rightarrow \mathcal{Y}_$

[0026]

【表1】

被検物質	終濃度	LDLフラクション	HDLフラクション
	(%)	阻害率 (%)	阻害率 (%)
CLA50	0.001	44.1	83.2
	0.005	76.5	77.6
	0.01	93.1	70
CLA54	0.001	46.5	78
	0.005	91.3	63.1
	0.01	96.5	57.9
CLA65	0.001	71.8(91.7)	19.7(6.6)
	0.005	90.3	30.5
	0.01	95.5	68.1
CLA70	0.001	81.7(96.4)	9.6(-6.6)
	0.005	90.6(97.1)	19.3(3.2)
	0.01	93.3	78.2
CLA77	0.001	78.3(97.1)	18.1(5.9)
	0.002	87.8	43.5
	0.005	92.9	76.8
	0.01	96.2	84.6
CLA80	0.0002	66.4	1.3
	0.0005	78.2	11.8
	0.001	80.6(99.0)	32.8(5.6)
	0.002	89.2	56.7
	0.005	95.1	72.1
	0.01	95.7	90.2
CLA89	0.001	30.6(66.4)	11.1(-5.6)
	0.002	63.5	42.4
	0.01	89.4	70.6
CLA92	0.002	59.8	72.1
	0.01	88.6	89

[0027]

【表2】

13			14
被検物質	終濃度	LDLフラクション	HDLフラクション
	(%)	」 阻害率(%)	阻害率 (%)
MALA70	0.002	60.7(50.1)	32.4
	0.004	78.6(76.2)	47.6
MALA78	0.002	73.2(59.8)	14.5(0.8)
	0.004	83.9(91.2)	25.4(-1.7)
MALA83	0.002	86.6(95.1)	42.9(4.4)
	0.01	94.2	80.9
MALA89	0.001	55.4(83.5)	2.5
	0.002	100	3.6
	0.01	89.3	70.3
MALA93	0.001	41.9	16.6
	0.002	86.2(94.5)	29.7(9.7)
SOA72	0.005	80.9	75.6
	0.01	88.7	73.1
SOA70	0.001	68.3(77.0)	38.9(27.8)
<u> </u>	0.005	80.6	63.4
CSA79	0.001	58.5(30.6)	33.3
	0.01	94.3	96.2
COA72	0.05	29.3(63.0)	13.7(56.8)
	0.01	8.7	9.3
SLA65	0.005	43.1	40.3
	0.01	71.9	60.4

[0028]

【表3】

被検物質	終濃度	LDLフラクション	HDLフラクション
	(%)	阻害率 (%)	阻害率 (%)
カラギナンκ	0.02	9.5(90.1)	2.2(-4.8)
	0.05	0.6(91.3)	1.7(-7.0)
カラギナンス	0.01	5.4(91.4)	9.4(1.7)
	0.02	5.4(91.6)	8.9(2.4)
	0.05	7.1(91.4)	8.4(2.2)
	0.1	12.5(92.1)	9.5(4.4)
	0.2	21.0(92.0)	9.6(8.7)
カラギナン・	0.01	3.6(91.6)	2.1(-4.8)
	0.02	8.9(98.2)	6.5(-3.5)
	0.05	7.1(94.7)	13.1(3.5)
	0.1	8.9(90.3)	4.2(3.5)
	0.2	14.2(89.1)	10.5(8.7)
n-OTG	0.01	88	75.5
	0.04	92 (94.1)	10.8(8.2)
	0.1	98.2(98.8)	8.2(7.6)
	0.2	96.6	7.6
n-HTG	0.04	83.0(86.0)	97.5(97.8)
	0.1	92.2(83.5)	77.3(76.5)
	0.2	76.4	69.9
SML	0.02	42.8(42.3)	74.2(77.0)
	0.04	63.4(60.7)	73.5(75.6)
	0.12	71.5	77

【0029】表1~表3の結果から、カラギナン、CL A、及びMALAは、HDLフラクションのコレステロ ールと酵素との反応には影響しないが、LDLフラクシ ョンのコレステロールとの反応を阻害することがわか る。特に好ましい化合物は、水溶解性が良好な μ型カラ

0~80のCLA、又は同じくxが83-93のMAL Aである。これらは、いずれもHDLフラクションのコ レステロールと酵素との反応においては20%未満の阻 害率を示すのに対し、LDLフラクションでは70%以 上の阻害率を示した。また、塩化マグネシウムの存在下 ギナン及び λ 型カラギナン、前記一般式(I)でxが7 50 では、HDLフラクションのコレステロールと酵素との

反応においては10%未満の阻害率であるのに対し、L DLフラクションでは90%以上の阻害率を示し、以下 のように実用的なものであった。

【0030】 実施例3: 反応経時変化

0.002%-MALA89、20mM塩化マグネシウム、及び1mM-HTIBAを含む40mMリン酸緩衝液(pH7.0)0.75mlに、試料として、実施例1の方法で得られたリピドフラクションHDLの20μl、LDLの10μl、VLDLの10μl、及び正常プール血清10μlを加え、37℃で5分間加温した。これに0.5mM-4-AP、20μg/mlのペルオキシダーゼ、終濃度各10u/mlのコレステロールエステラーゼ(シュードモナス属の微生物由来)及びコレステロールオキシダーゼ(ノカルディヤ属の微生物由来)を含む40mMリン酸緩衝液(pH7.0)0.25mlを添加し、波長510nmでの吸光度変化を記録した。結果を図1に示す。HDLフラクションに比べLDLフラクション及びVLDLフラクションのコレステロールに対する反応阻害が明らかであった。

【0031】<u>実施例4:</u>実検体の測定

CLA80をブロッカーに用いる場合、0.002%-CLA80、20mM塩化マグネシウム、及び1mM-ESPTを含む50mMリン酸緩衝液(pH7.5)

* 0. 75 m l に血清 1 0 μ l を加え、3 7℃で5分間加 温した。これに 0.5 mM-4-AP、0.4%n-O TG、 $20\mu g/ml$ のペルオキシダーゼ、4u/mlのコレステロールエステラーゼ(シュードモナス属の微 生物由来)、及び4 u/mlのコレステロールオキシダ ーゼ (ノカルディヤ属の微生物由来) を含む50mMリ ン酸緩衝液(pH7.5)0.25mlを添加し、波長 546nmの吸光度を測定した。また、ブロッカーにカ ラギナン1を用いる場合には、0.002%-CLA8 0及び20mM塩化マグネシウムの代わりに、0.05 10 %カラギナンλ及び100mM塩化マグネシウムを用い ることを除いて、前記のCLA80を用いた場合と同様 の操作によって吸光度測定を行った。他方、同じ検体に ついてゲルロ過カラムによる反応液体クロマトグラフィ 一法 (HPLC法、W, Marz 等, Clin. Chem., 39, 227 6, 1993)での測定を実施し、その測定値と比較対照し た。また、各測定法での標準物質としては、予め超遠心 法で分画したHDLフラクションの総コレステロール値 を酵素法で測定したものを用いた。血清9例の測定値を

16

20 表4に示す。 【0032】

【表4】

<u>検体</u>	CLA80使用	カラギナンλ使用	HPLC法
血清1	20.7	21.9	22. 1
血清 2	36.6	35.4	36.2
血清3	29.2	28.3	28.5
血清4	46.1	40.7	44.7
血清 5	41.3	38.6	40.3
血清 6	36.2	35.6	36.2
血清 7	67.9	65.6	70.9
血清8	33.5	35.1	32.4
血清 9	27.8	26.4	26.5

単位:mg/d1

[0033]

【発明の効果】試料(血清又は血漿)の遠心操作を行うことなく、簡便な操作で、HDLコレステロールの高精度の測定を行うことができる。 ※

※【図面の簡単な説明】

【図1】本発明によるブロッカーの存在下における、H DL、LDL、VLDL、及び正常プール血清の吸光度 の経時変化を示すグラフである。 4.

(10)

特開平9-121895

【図1】

